



JFW
PATENT
671302-2002

IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

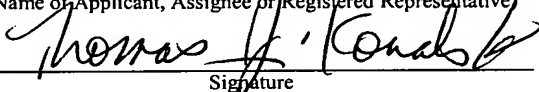
Applicant(s) : Toshiyuki TAKAI et al
Filed : November 13, 2003
Serial No. : 10/712,118
For : NON-HUMAN ANIMAL MODEL OF OLIGODENDROCYTE
DEVELOPMENTAL DISORDER
Art Unit : To Be Assigned
Examiner : To Be Assigned

745 Fifth Avenue, New York, NY 10151

CERTIFICATE OF MAILING

I hereby certify that this correspondence is being deposited with the United States Postal Service as first class mail in an envelope addressed to: Commissioner for Patents, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450, on August 20, 2004

Thomas J. Kowalski, Reg. No. 32,147
(Name of Applicant, Assignee or Registered Representative)



Signature

August 20, 2004

Date of Signature

CLAIM OF PRIORITY

Commissioner for Patents
P.O. Box 1450
Alexandria, VA 22313-1450

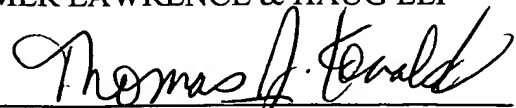
Sir:

Enclosed are certified copies of the priority documents for the above named application. Applicants hereby claim priority under 35 U.S.C. §§119 and 120 from International Patent Application No. PCT/JP02/04405 and Japanese Application No. JP 2001-146338.

Acknowledgment of the claim of priority and of the receipt of said certified copies is requested.

Respectfully submitted,
FROMMER LAWRENCE & HAUG LLP

By:



Thomas J. Kowalski, Esq.
Reg. No. 32,147
T: (212) 588-0800

BEST AVAILABLE COPY

日 本 国 特 許 庁
JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日 2 0 0 1 年 5 月 1 6 日
Date of Application:

出 願 番 号 特 願 2 0 0 1 - 1 4 6 3 3 8
Application Number:
ST. 10/C] : [J P 2 0 0 1 - 1 4 6 3 3 8]

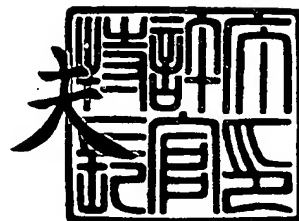
願 人 独 立 行 政 法 人 科 学 技 術 振 興 機 構
Applicant(s):

CERTIFIED COPY OF
PRIORITY DOCUMENT

2 0 0 4 年 4 月 1 3 日

特許庁長官
Commissioner,
Japan Patent Office

今 井 康 夫



【書類名】 特許願

【整理番号】 A031P75

【提出日】 平成13年 5月16日

【あて先】 特許庁長官殿

【国際特許分類】 A01K 67/027

【発明者】

 【住所又は居所】 宮城県仙台市青葉区星陵町 4 - 1

 【氏名】 高井 俊行

【発明者】

 【住所又は居所】 東京都板橋区栄町 3 5 - 2

 【氏名】 阿相 皓晃

【発明者】

 【住所又は居所】 福岡県福岡市城南区七隈八丁目 1 9 番 1 号

 【氏名】 藤原 道弘

【特許出願人】

 【識別番号】 396020800

 【氏名又は名称】 科学技術振興事業団

 【代表者】 川崎 雅弘

【代理人】

 【識別番号】 100107984

 【弁理士】

 【氏名又は名称】 廣田 雅紀

【手数料の表示】

 【予納台帳番号】 044347

 【納付金額】 21,000円

【提出物件の目録】

 【物件名】 明細書 1

 【物件名】 図面 1

 【物件名】 要約書 1

【包括委任状番号】 0013099

【プルーフの要否】 要

【書類名】 明細書

【発明の名称】 オリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物

【特許請求の範囲】

【請求項 1】 DAP12 (DNAX activation protein 12) 遺伝子機能を染色体上で欠損させ、かつオリゴデンドロサイト発達障害を起こさせることを特徴とするオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物。

【請求項 2】 ミエリン形成発達障害を惹起させたことを特徴とする請求項 1 記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物。

【請求項 3】 精神神経障害を発症させたことを特徴とする請求項 1 又は 2 記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物。

【請求項 4】 精神神経障害が、那須-ハコラ病、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞蹈病、又はトゥーレット症候群であることを特徴とする請求項 3 記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物。

【請求項 5】 非ヒト動物がマウスであることを特徴とする請求項 1～4 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物。

【請求項 6】 請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与すること、又は該動物由来の組織、器官、若しくは細胞を被検物質と接触させることを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 7】 請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物由来の組織、器官、又は細胞を被検物質と接触させ、該細胞におけるミエリン塩基性タンパク質の発現を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 8】 請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与し、該非ヒト動物由来の組織、器官、又は細胞におけるミエリン塩基性タンパク質の発現を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 9】 請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障

害モデル非ヒト動物に被検物質を投与し、該非ヒト動物におけるミエリン形成の発達又は脱髄の程度を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 10】 請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与し、該非ヒト動物の聴覚性刺激及び／又は聴覚性プレパルス抑制を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 11】 DAP12 遺伝子機能が染色体上で欠損した非ヒト動物と野生型非ヒト動物の場合とを比較・評価することを特徴とする請求項 7～10 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 12】 非ヒト動物がマウスであることを特徴とする請求項 7～11 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 13】 オリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質が、ミエリン形成促進又は抑制物質であることを特徴とする請求項 7～12 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法。

【請求項 14】 請求項 7～12 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法により得られるオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質。

【請求項 15】 請求項 13 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法により得られるミエリン形成促進又は抑制物質。

【請求項 16】 請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物を、精神神経障害に対する治療薬のスクリーニングに使用することを特徴とする精神神経障害治療薬のスクリーニング方法。

【請求項 17】 請求項 16 記載の精神神経障害治療薬のスクリーニング方法により得られる精神神経障害治療薬。

【請求項 18】 請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物の病徴を、精神神経障害の診断に利用することを特徴とする精神神経障害の診断方法。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】

本発明は、DAP12 (DNAX activation protein 12) 遺伝子機能が染色体上で欠損したオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物、及び該オリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物を用いた、オリゴデンドロサイトの発達促進若しくは発達抑制物質、又はミエリン形成促進若しくは抑制物質などのスクリーニング方法や、精神神経障害治療薬のスクリーニング方法や、精神神経障害の診断方法等に関する。

【0002】

【従来の技術】

DAP12 (DNAX activation protein 12) は活性化モチーフ ITAM を有する膜貫通タンパク質であり、リン酸化により ZAP-70 や Syk と結合することが示唆されており、ヒトにおいて 19q13.1 に位置する 1 コピー遺伝子にコードされ、マウスにおいても存在することが知られている。かかる DAP12 の mRNA は単球、樹状細胞、ナチュラルキラー細胞などに多く発現され、DAP12 は単に KAR 群の活性化シグナリングに関与するだけではなく、ヒト signal regulatory protein (SIRP) beta1、ヒトやマウスの myeloid DAP12-associated lectin (MDL)-1、triggering receptor expressed on myeloid cells (TREM) と会合することも知られている。また、DAP12 が CD94/NKG2C など、C タイププレクチンファミリーに属する KAR 分子とも会合し、機能していることが報告されている (Immunity 8, 693-701, 1998、J. Immunol. 161, 7-10, 1998、J. Immunol. 160, 4148-52, 1998)。

【0003】

硬化性白質脳症を伴う多発嚢胞性脂肪膜性骨異形成症、又は那須-ハコラ病 (Suppl. 232, 1-173, 1972、Acta Pathol. Jpn. 23, 539-558, 1973、J. Med. Ge

net. 34, 753-757, 1997) は、日本とフィンランドにおいて発見された稀な中枢神経系疾患である。那須ーハコラ病患者は、骨嚢胞組織の形成に加えて、性格変化などの精神異常の症状を経て初老期痴呆を必発する。フィンランドの患者では、5.3 kb の D A P 1 2 [K A R A P (Killer activating receptor associated protein) / T Y R O B P (protein tyrosine kinase binding protein)] 遺伝子座が欠損する変異が見られた。別の欠陥をもつ日本の患者は、遺伝子の第 3 エクソンで単一のヌクレオチドが欠損しており、両患者とも、主に免疫組織にみられる細胞膜アダプター蛋白質 (membrane adaptor protein; J. Immunol. 158, 5083-5086, 1997、Nature 391, 703-707, 1998) である D A P 1 2 の機能が失われることによるものであることが知られている (Nature Genet. 25, 357-361, 2000)。しかしながら、精神異常の症状が D A P 1 2 の欠損によるものかどうかは知られていなかった。

【 0 0 0 4 】

他方、痴呆症モデル動物としては、従来、脳虚血を誘導するかアミロイドタンパクを蓄積させるなどの誘導方法しか開発されておらず、かかるモデル動物では痴呆に至るメカニズムを解析し、痴呆進行を予防するベースとしては利用価値が十分ではなかった。近年、D A P 1 2 欠損により那須ーハコラ病 (Nasu-Hakola) 病という若年性痴呆に至る精神神経症状が発症することは知られている (Nature Genet. 25, 357-361, 2000) が、根元的原因は未だ明らかになっておらず、また、D A P 1 2 欠損マウスにおいて、前頭葉および視床特異的にミエリン低形成が起こることや、精神分裂病の兆候を示すことは知られていなかった。

【 0 0 0 5 】

【発明が解決しようとする課題】

前記のように那須ーハコラ病は日本とフィンランドにおいて発見された稀な劣性遺伝病であるが、骨嚢胞形成と精神神経異常の症状を経て初老期痴呆を必発する致死的な疾患である。本発明の課題は、那須ーハコラ病、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞踏病、トゥーレット症候群等の精神神経障害に至るメカニズムを解析し、精神神経障害の進行の予防方法や精神神経障害の治療方法を開発することができる、D A P 1 2 (DNAX activation

protein 12) 遺伝子機能が染色体上で欠損したオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物、及び該オリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物を用いた、オリゴデンドロサイトの発達促進若しくは発達抑制物質、又はミエリン形成促進若しくは抑制物質などのスクリーニング方法や、精神神経障害治療薬のスクリーニング方法や、精神神経障害の診断方法等を提供することにある。

【0006】

【課題を解決するための手段】

本発明者らは、DAP12の生理的機能の解明について鋭意研究を進め、DAP12遺伝子機能が染色体上で欠損したマウス、すなわちDAP12ノックアウトマウスを作製して脳所見を検討したところ、特に前頭及び視床において、脱髄、すなわちミエリン形成不全症(hypomyelinosi)sを含む髄鞘形成傷害を示すことを見出し、また、かかる障害がミエリンを形成する役割を担うオリゴデンドロサイトのDAP12が欠損したためにこの細胞の分化・発達・脳内移動が阻害されることに起因することを見出した。さらに上記DAP12ノックアウトマウスの行動学的解析から、筋力などは正常であるにもかかわらず反射能に障害がみられることを見出し、加齢に伴い精神分裂病に似た精神異常症状を示すことを明らかにし、本発明を完成するに至った。

【0007】

すなわち本発明は、DAP12(DNAX activation protein 12)遺伝子機能を染色体上で欠損させ、かつオリゴデンドロサイト発達障害を起こさせることを特徴とするオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物(請求項1)や、ミエリン形成発達障害を惹起させたことを特徴とする請求項1記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物(請求項2)や、精神神経障害を発症させたことを特徴とする請求項1又は2記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物(請求項3)や、精神神経障害が、那須-ハコラ病、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞蹈病、又はトゥーレット症候群であることを特徴とする請求項3記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物(請求項4)や、非ヒト動物がマウスであることを特徴とする請求項1~4のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物(請求

項 5) や、請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与すること、又は該動物由来の組織、器官、若しくは細胞を被検物質と接触させることを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 6）や、請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物由来の組織、器官、又は細胞を被検物質と接触させ、該細胞におけるミエリン塩基性タンパク質の発現を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 7）や、請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与し、該非ヒト動物由来の組織、器官、又は細胞におけるミエリン塩基性タンパク質の発現を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 8）や、請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与し、該非ヒト動物におけるミエリン形成の発達又は脱髄の程度を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 9）や、請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与し、該非ヒト動物の聴覚性刺激及び／又は聴覚性プレパルス抑制を測定・評価することを特徴とするオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 10）に関する。

【0008】

また本発明は、DAP12 遺伝子機能が染色体上で欠損した非ヒト動物と野生型非ヒト動物の場合とを比較・評価することを特徴とする請求項 7～10 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 11）や、非ヒト動物がマウスであることを特徴とする請求項 7～11 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 12）や、オリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質が、ミエリン形成促進又は抑制物質であることを特徴とする請求項 7～12 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法（請求項 13）や、請求項 7～12 のいずれか記載のオリゴデンド

ロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法により得られるオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質（請求項 14）や、請求項 13 のいずれか記載のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質のスクリーニング方法により得られるミエリン形成促進又は抑制物質（請求項 15）や、請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物を、精神神経障害に対する治療薬のスクリーニングに使用することを特徴とする精神神経障害治療薬のスクリーニング方法（請求項 16）や、請求項 16 記載の精神神経障害治療薬のスクリーニング方法により得られる精神神経障害治療薬（請求項 17）や、請求項 1～5 のいずれか記載のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物の病徴を、精神神経障害の診断に利用することを特徴とする精神神経障害の診断方法（請求項 18）に関する。

【0009】

【発明の実施の形態】

本発明のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物とは、DAP12（DNAX activation protein 12）遺伝子機能が染色体上で欠損することにより、オリゴデンドロサイトの発達を障害する非ヒト動物をいう。かかる非ヒト動物は加齢に伴い、ミエリン塩基性タンパク質の発現を減少させ、中枢神経系のミエリン形成に発達障害を惹起させたり、那須－ハコラ病、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞蹈病、トゥーレット症候群等の精神神経障害をきたしたりする。また、上記 DAP12 遺伝子機能が染色体上で欠損した非ヒト動物とは、DAP12 をコードする非ヒト動物の内在性遺伝子の全部又は一部が破壊・欠損・置換等の遺伝子変異により不活性化され、DAP12 を発現する機能を失なった非ヒト動物をいう。また本発明における非ヒト動物としては、マウス、ラット等の齧歯目動物を具体的に挙げることができるが、これらに限定されるものではない。

【0010】

本発明における野生型の非ヒト動物とは、上記 DAP12 遺伝子機能が欠損した非ヒト動物と同種の動物を意味し、中でも同腹の動物を好適に例示することができる。メンデルの法則に従い出生してくる、これらのホモ接合体非ヒト動物に

における DAP12 欠損型とその同腹の野生型は個体レベルで正確な比較実験を行うことができる点で同時に用いることが好ましい。そして本発明のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物の好適例としては、DAP12 ノックアウトマウスを、野生型非ヒト動物としては該ノックアウトマウスと同腹の野生型マウスを、それぞれ具体的に挙げることができる。以下、非ヒト動物がマウスの場合を例にとって説明する。

【0011】

DAP12 遺伝子機能が染色体上で欠損したマウス、すなわち DAP12 ノックアウトマウス (DAP12^{-/-}) を作製する。DAP12 ノックアウトマウスは、文献 (Cell 76, 519-529, 1994) に記載する方法等によって作製することができる。具体的には、マウス遺伝子ライブラリーから PCR 等の方法により得られた遺伝子断片を用いて、DAP12 遺伝子をスクリーニングし、スクリーニングされた DAP12 遺伝子を組換え DNA 技術により、DAP12 遺伝子の全部又は一部を、例えばネオマイシン耐性遺伝子等のマーカー遺伝子で置換し、5' 末端側にジフテリアトキシン A フラグメント (DT-A) 遺伝子や単純ヘルペスウイルスのチミジンキナーゼ (HSV-tk) 遺伝子等の遺伝子を導入してターゲティングベクターを作製し、この作製されたターゲティングベクターを線状化し、エレクトロポレーション (電気穿孔) 法等によって ES 細胞に導入し、相同的組換えを行い、その相同的組換え体の中から、G418 やガンシクロビア (GANC) 等の抗生物質に抵抗性を示す ES 細胞を選択する。この選択された ES 細胞が目的とする組換え体かどうかをサザンブロット法等により確認することが好ましい。

【0012】

上記組換え ES 細胞をマウスの胚盤胞中にマイクロインジェクションし、かかる胚盤胞を仮親のマウスに戻し、キメラマウスを作製する。このキメラマウスを野生型のマウスと交配させると、ヘテロ接合体マウスを得ることができ、また、このヘテロ接合体マウスを交配させることによって、DAP12 ノックアウトマウスを得ることができる。そして、かかる DAP12 ノックアウトマウスにおける DAP12 遺伝子が染色体上で欠損していることを確認する方法としては、例

例えば、上記の方法により得られたマウスの尾からDNAを単離してサザンブロット法等により調べる方法や、このマウスの骨髄マスト細胞等から抽出したタンパク質をイムノブロット分析等により調べる方法等を挙げることができる。

【0013】

本発明のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物は、オリゴデンドロサイトの発達障害をきたすモデルや、中枢神経系のミエリン形成に発達障害をきたすモデルや、ミエリン形成過程を研究するモデルや、オリゴデンドロサイト発達障害に起因する病気の発症過程、ミエリン形成異常により生ずる痴呆症等の精神神経障害の発症過程などを研究するモデル等に有用であり、かかるミエリン形成発達障害モデル非ヒト動物を用いると、オリゴデンドロサイト発達障害に起因する病気、例えば、那須-ハコラ病、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞踏病、トゥーレット症候群等の精神神経障害に対する治療に有用な薬剤、すなわちオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質、ミエリン形成促進又は抑制物質などをスクリーニングすることができる。

【0014】

本発明における、オリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質、ミエリン形成促進又は抑制物質などのスクリーニング方法としては、本発明のオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与する方法や、オリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物由来の組織、器官、若しくは細胞を被検物質と接触させる方法を挙げることができる。オリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物由来の組織、器官、若しくは細胞を被検物質と接触させる方法としては、オリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物、例えば、前記DAP12ノックアウトマウス由来の組織、器官、又は細胞を被検物質と接触させ、該細胞におけるミエリン塩基性タンパク質の発現を測定・評価する方法を具体的に例示することができ、また、オリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物に被検物質を投与する方法としては、例えば、前記DAP12ノックアウトマウスに被検物質を投与し、該非ヒト動物由来の組織、器官、又は細胞におけるミエリン塩基性タンパク質の発現を測定・評価する方法や、前記DAP12ノックアウトマウスに被検物質を投与し、該非ヒト動物におけるミエリン形成の発達又は脱

髓の程度を測定・評価する方法や、前記DAP12ノックアウトマウスに被検物質を投与し、該非ヒト動物の聴覚性刺激及び／又は聴覚性プレパルス抑制を測定・評価する方法などを具体的に挙げることができるが、これらに制限されるものではない。なお、上記スクリーニングに際して、DAP12ノックアウトマウスと同腹の野生型マウスと比較評価することが好ましい。

【0015】

本発明のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質、ミエリン形成促進又は抑制物質などのスクリーニング方法により得られる、オリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質の候補物質としては、チロシン脱リン酸化酵素阻害物質、チロシンリン酸化酵素活性化物質などの各種低分子化合物等を挙げるることができる。また、本発明の那須－ハコラ病、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞蹈病、トゥーレット症候群等の精神神経障害に対する治療薬としては、上記のオリゴデンドロサイトの発達促進又は発達抑制物質、ミエリン形成促進又は抑制物質などのスクリーニング方法により得ることができる、オリゴデンドロサイト発達促進物質若しくはミエリン形成促進物質、又はミエリン形成促進若しくは抑制物質などを有効成分とする治療薬であれば特に制限されるものではなく、かかる治療薬を哺乳動物等に適宜量及び方法で投与することにより、上記精神神経障害を治療することができる。

【0016】

【実施例】

以下に、実施例を掲げてこの発明を更に具体的に説明するが、この発明の範囲はこれらの例示に限定されるものではない。

参考例（DAP12ノックアウト-/-マウスの作製）

DAP12ノックアウトマウスは、文献（Cell 76, 519-529, 1994）記載の方法により、129/SvJ（H-2^b）とC57BL/6（B6、H-2^b）とのハイブリッドにより作製した。129/SvJマウス遺伝子ライブラリー（ストラタジーン社製）からDAP12ゲノムDNAを単離し、プロモーター領域及びDAP12遺伝子のエクソン1～3を含む5.1 kbのBam HI断片を、neo^rカセット（ストラタジーン社製）に置換し、負の選択マーカーとして単純ヘルペ

スウィルスチミジンキナーゼ (HSV-TK) を挿入することにより構築した (図 1 a)。なお、neor^rカセットは、5.1 及び 1.2 kb の相同配列をフランキンゲン配列として有していた。このベクターを線状化し、エレクトロポレーションすることによって ES 細胞 (RW4) に導入し相同的組換えを行った結果、7.1 % の頻度で ES 細胞の相同組換え体を得ることができた。

【0017】

上記の相同的組換え体から ES クローンを単離し、G418 及び GANC (ガンシクロビア) に対してネオマイシン耐性 ES クローンをスクリーニングし、サザンブロット法によって相同的組換え体を確認した。かかる相同的組換え体からゲノム DNA を単離して、Kpn I でダイジェストし、neor^rカセットを含むターゲッティングアレルを含んでいることを確認した。かかる確認された ES クローンを胚盤胞中にマイクロインジェクションし、キメラマウスを作製し、作製されたマウスを野生型の C57BL/6 マウス (Charles River 社製) とインタークロスさせ、コントロールされた環境下で特異的病原体を遮断した施設において飼育することによってヘテロ接合体マウスを得た。また、ホモ接合体マウスを得るために、このヘテロ接合体マウスをインタークロスさせて、DAP12 遺伝子が染色体上で欠損した欠損マウス及びその野生型マウスを作製した。このようにして作製された本発明の DAP12 ノックアウトマウスは少なくとも 10 ヶ月齢までは、文献 (Immunity 13, 345-353, 2000、Immunity 13, 355-364, 2000) 記載のように特段の異常を示すことなく、健康に成長した。この得られた DAP12 ノックアウトマウスにおいて DAP12 発現能が欠失しているかどうかの確認は、DAP12^{+/+}、DAP12^{+/-}、DAP12^{-/-}等のマウスの尾から得たゲノム DNA を Kpn I で消化し、図 1 a に示されている領域のプロンプを用いたサザンブロット法により調べた (図 1 b)。

【0018】

また、文献 (Cell 76, 519-529, 1994) 記載の方法により DAP12^{+/+}及び DAP12^{-/-}マウスから骨髓マスト細胞 (BMMC) を調製し、かかるマスト細胞 (各レーン 2.5×10^5 細胞相当) から抽出したタンパク質と、文献 (Cell 70, 351, 1992) 記載の方法により調製した抗ウサギ DAP12 抗血清 (1 :

500で希釈)とを用いたイムノブロット分析においても調べてみた(図1c)。その結果、DAP12^{-/-}マウス由来の細胞においてDAP12タンパク質が検出されなかった。

【0019】

上記DAP12と同種の細胞表面適応蛋白質(adaptor protein)であるDAP10の遺伝子が、たった0.1kb離れたDAP12遺伝子に対して逆転写方向に同様の染色体DNA鎖に位置しているのが報告されている(J. Immunol. 163, 4651-4654, 1999; Science 285, 730-732, 1999)。そこで、上記DAP12ノックアウトマウスがDAP10遺伝子に影響を与えていないかどうかを調べるためにRT-PCR法を行った。上記DAP12^{+/+}又はDAP12^{-/-}マウス由来の骨髓マスト細胞(BMMC)から抽出した全RNA 3 μ gと、逆転写酵素ReverTra Ace(TOYOBO社製)を用いて各cDNAを合成し、以下のプライマーを用いてPCR法により増幅させ、DAP10のシグナルを確認した。その結果、DAP12^{-/-}マウスにおいてはDAP10の発現は正常だったが、DAP12 mRNAの発現はみられなかった。上記DAP12に特異的なプライマーとしては、5'-atgggggctctggagccct-3'(配列番号1; P1)及び5'-tcatctgtaatatgcctct-3'(配列番号2; P2)を、DAP10に特異的なプライマーとしては、5'-atggacccccaggcta-3'(配列番号3; P3)及び5'-tcagcctctgccaggca-3'(配列番号4; P4)を用いた。

【0020】

実施例1(DAP12ノックアウトマウスにおける神経細胞、ニューロフィラメント及びアストロサイトの状態)

生後3ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウス(-/-)又は野生型マウス(+/-)を麻酔した後、酸-アルコール溶液(95%エタノール/酢酸5%; v/v 1%)で灌流し、かかるマウスから脳を単離した後、酸-アルコール溶液で1晩固定し、固定した脳を標準プロトコルによりパラフィン処理(100%エタノール、メチルベンゾアート、キシレン、キシレンパラフィン、又はパラフィン溶液で各1~2時間ずつ処理する操作)を施しパラフィン包埋した。包埋した脳をミクロトームで10 μ mの厚さにスライスし、標準プロトコルによりデパラフィ

ン処理（キシレン、100%エタノール、90%エタノール、70%エタノール、PBS）を施した。細胞内ペルオキシダーゼ活性を3%のH₂O₂で10分間抑制した後、再度PBSですすぎ、切片を0.5%のスkimミルク（DIFCO社製）を含む、1次抗体を含んだPBS中で37℃にて1時間処理した。その後、PBSで37℃にて3分間、3回振盪して洗い、100倍希釈のHRP標識抗ウサギIgG抗体（MBL社製）を含んだ0.5%のスkimミルク含有PBS中で37℃にて50分間2次抗体を作用させた。

【0021】

上記2次抗体により処理した切片をPBS中で37℃にて3分間、3回振盪して洗った後、文献（Neurosci. Res. 37, 21-31, 2000）記載の方法と同様にDAB（ジアミノベンチジン；和光純薬工業社製）を用いて免疫染色を行い視覚化した。また、1次抗体の変わりにメチルグリーンを用いて、上記脳切片をニッスル染色し対比した（図2a；Nissl）。それらの結果を図2（参考写真1参照）に示す。なお、図中のスケールバーは250μmを意味する。これらの結果から、DAP12ノックアウトマウス（-/-）と野生型マウス（+/+）における神経細胞（図2a；Nissl）、ニューロフィラメント（図2b；NF）及びアストロサイト（図2c；GFAP）では明らかな変化がみられなかった。

【0022】

実施例2（ミエリン塩基性タンパク質の減少及びDAP12^{-/-}マウスにおけるCNSミエリン形成不全）

1次抗体としてウサギ抗マウスMBP抗体（ニチレイ社製）を用いて、実施例1と同様の方法により、図3b上部記載の脳の概略側面図における破線a（図3a）又は実線部分の冠状脳切片（図3b下図）を染色し視覚化した。その結果を図3a及びbに示す（参考写真2参照）。なお、図3a中のccは脳梁を、ecは外包を、icは内包を、fimはフィンブリアを、thlmは視床をそれぞれ意味し、スケールバーは250μmを意味する。また、図3bの上部図はマウスの概略側面図を示し、影部分は大腦を意味する。図3b中のcpは尾状核を、スケールバーは250μmを意味する。これらの結果から、3ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウスにおいて、ミエリンの主要かつ特異的な構成要素であるミエ

リン塩基性タンパク (MBP) の染色が脳の一部で減少していること、特に視床において特異的な減少が強調されていた (図中の大きな矢頭)。

【0023】

上記視床においてみられたMBP染色の減少は、3ヶ月齢及び1.5ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウスの後部領域よりも、尾状核を含む大脳前頭葉の方がより顕著であった。イムノブロット分析により、7ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウス6匹の脳全体から調製したミエリン画片におけるMBPシグナルの平均強度は、野生型マウスの強度の74%であることがわかった。この結果から、中枢神経系 (CNS) のミエリンにおけるMBP量が、成育した野生型マウスよりDAP12ノックアウトマウスの方が減少していること、特に神経細胞、ニューロフィラメント及びアストロサイトの欠損は伴わずに、大脳前頭葉及び視床において減少していることを強く示唆していた。ミエリンは軸索を取囲む多重層のラメラ膜構造であり、神経インパルスの伝達速度を増し、軸索にとって重要な絶縁体として機能することが良く知られている (Science 280, 1610-1613, 1998)。CNSではミエリンはオリゴデンドロサイトにより合成され、生まれてすぐミエリン鞘形成が起こる。また、ヒトNHD患者における多くの剖検では前頭で強調されるミエリンの欠損及び視床の衰退が示されている (Acta Psychiatr. Scand. Suppl. 232, 1-173, 1972; Neuropathol. Appl. Neurobiol. 26, 98-101, 2000)。

【0024】

MBP欠損マウス (shivererとして知られる) は、CNS軸索において、全身の震えとともにてんかん発作を伴う深刻なミエリン形成不全をもたらし、3ヶ月以内という早い時期に死亡に至ることが知られている (Neurosci. Lett. 12, 113-118, 1979)。成育したDAP12ノックアウトマウス (—/—) でみられたMBPの減少 (図3a、b) は、かかる動物において、不完全なミエリン形成によるミエリン形成不全、又は通常の代謝回転機構や炎症などの他の理由による脱髄が原因だと考えられる。そこで次に3ヶ月齢のDAP12ノックアウト (—/—) マウスから大脳前頭葉の尾状核を採取し、1%の OsO_4 を含む0.1Mのカコジル酸ナトリウム中で処理した後、エボン812で包埋し、極薄 (85 nm)

の脳切片をHitachi H-7100システムで分析してみた。その結果、ミエリン形成不全が明らかに生じていることが確認できた（図3c；参考写真2参照）。また、各ミエリン鞘の周期線（major dense line）を数えると、-/-マウスの多重層ミエリンラメラにおいて周期線が非常に減少していることがわかった（-/-マウス及び+/+マウスにおける平均±s.d. はそれぞれ6.98±3.16、8.64±3.31であった。n=128、「**」はP=0.0001を意味する）。一方、周期線に特にゆるみなど見られないことから（図3b上部記載の脳の概略側面図における破線b部分の冠状脳切片）、ラメラ構造はぎっしり詰まった層を形成しているのが確認でき（図3dの矢頭；参考写真2参照）、ランビエ紋輪周囲領域では-/-マウスにおける脱髄の徴候はみられなかった（図3eの矢頭；参考写真2参照）。なお、図3eは40,000倍で観測したものであり、図3d及びe中のスケールバーは250nmを意味する。

【0025】

実施例3（インビトロ及びインビボにおけるオリゴデンドロサイトでのDAP12タンパク質の発現）

脱髄とDAP12欠損との関係について、Palonevaらはノーザンブロット及びRT-PCR分析により、マウス由来のミクログリア細胞、アストロサイト及び神経細胞の初期培養におけるDAP12のmRNAの発現を明らかにしている（Nature Genet. 25, 357-361, 2000）。しかし、DAP12タンパク質が実際に上記細胞、及びCNSにおけるマクログリア細胞として分類されるオリゴデンドロサイトで発現するかどうかは明らかにされていない。そこで野生型マウス及びDAP12ノックアウトマウス由来の、初期培養によるオリゴデンドロサイトをイムノブロット法で分析した。なお、上記オリゴデンドロサイトの培養は以下に記載の方法で行った。

【0026】

マウス由来のオリゴデンドログリアの培養は文献（Cell 76, 519-529, 1994）記載の方法により行った。生まれたばかりの野生型マウス（+/+）とDAP12欠損マウス（-/-）の脳を細断し、分離培養法（J. Cell Biol. 85, 890-902, 1980）によりオリゴデンドログリアを調製した。一つの脳に対して、10%

のウシ胎児血清 (FBS) を含む約 10 ml のダルベッコ改変培地 (DMEM) に細胞を播き、文献 (Dev. Biol. 83, 311-327, 1981) 記載の方法と同様にアストログリア単層に付着したオリゴデンドロサイトをorbital shakingにより分離し精製した。精製した細胞のうち 95% 以上の細胞がオリゴデンドロサイト特異的マーカーである O4 に対して陽性を示した。また、残りのアストロサイト細胞層をトリプシン/EDTAを用いて分離・精製した。このアストロサイト画分は、フローサイトメトリーにより、約 20% が O4+オリゴデンドロサイトを含むことが確認できた。

【0027】

上記精製された野生型又は DAP12 欠損マウスからオリゴデンドロサイト (Oligo) 及びアストロサイト (Astro) をそれぞれ調製し、かかる細胞 (1 レーンあたり 1×10^5 細胞) から抽出したタンパク質を用いて実施例 1 と同様の方法によりイムノブロット分析を行った。なお、ポジティブコントロールとして参考例 1 で調製した骨髄マスト細胞 (BMMC; 5×10^5 細胞) を用いた。その結果を図 4 a に示す (参考写真 3 参照)。図中の矢印は DAP12 の位置を示す。このことから、野生型マウス由来のオリゴデンドロサイトにおける DAP12 のシグナル強度は、濃度計測によって同数のマスト細胞にはほぼ匹敵しているのが確認でき、また、参考例記載の方法と同様に RT-PCR 分析を行ったところ、オリゴデンドロサイト細胞の mRNA から DAP12 のシグナルが検出された。

【0028】

前記精製した野生型マウス由来のオリゴデンドロサイトをマグネティックセルソーター (Miltenyi 社製) 及び抗 O4 モノクローナル抗体を用いてさらに精製し、得られた O4+細胞の細胞膜に小さな穴をあけ、その後精製したウサギ抗 DAP12 IgG 抗体 (抗 DAP12 抗体) 又はコントロールとしてのウサギ IgG (コントロール) と、FITC 標識抗ウサギ IgG 抗体とを用いて染色し、フローサイトメトリーにより分析した結果、O4 抗原に陽性を示すオリゴデンドロサイトで DAP12 が発現しているのが確認できた (図 4 b; 参考写真 3 参照)。

【0029】

また、3ヶ月齢の野生型マウス（+/+）、10日齢（乳児期）の野生型マウス（+/+）、又は10日齢（乳児期）のDAP12ノックアウトマウス（-/-）由来の脳におけるDAP12及びMBPに対する二重染色プロファイルを調べてみた。上記各マウスから実施例1と同様の方法により、脳切片（図3b上部記載の脳の概略側面図における破線a部分の冠状脳切片）を作製し、1次抗体として抗DAP12抗体を用いて4℃で1晩反応させ、2次抗体としてHRP標識抗ウサギIgG抗体を作用させた後DABで免疫染色した。染色後、脳切片をPBSで洗浄し、0.1Mのグリシン-HCl緩衝液（pH2.2）中で1時間攪拌することにより抗体を取り除き、続いて、1次抗体としてウサギ抗マウスMBP抗体を用い37℃で1時間反応させ、2次抗体としてHRP標識抗ウサギIgG抗体を作用させた後4-クロロ-1-ナフトール（和光純薬工業社製）で青色に染色した。その結果を図4c～eに示す（参考写真3参照）。なお、図4c中の矢頭はDAP12及びMBPで二重染色された細胞を示し、図4c～e中の各スケールバーは25μmを意味する。

【0030】

上記のことから、成育した3ヶ月齢の野生型マウスでは、脳梁（図4c）、フィングリア、外包及び内包、視床（図5c及び参考写真4参照）等において、DAP12とMBPとの両方のタンパク質に対し強く陽性を示すことから、これらタンパク質が共発現していることがわかる。かかる領域においてMBP及びDAP12を発現する細胞を同定し（図4c）、成育したマウスのCNSにおけるオリゴデンドロサイトのDAP12発現がほとんどのMBP発現を伴うことがわかった。これに対して、10日齢のDAP12ノックアウトマウス由来の脳梁ではMBP染色における減少（図2d）も、10日齢の野生型マウスのCNSにおけるDAP12の共発現（図2e）も検出することができなかった。これらのことから、DAP12欠損状態では、発育中の脳における早期のミエリン鞘形成は正常であり、DAP12発現は発育段階に応じて制御を受けていることが示唆され、DAP12ノックアウトマウスではミエリン低形成は発育後期の、遅くとも1.5ヶ月までに起こると考えられる。

【0031】

実施例 4 (DAP12 発現とミエリン形成とのカップリング)

3ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウス(−/−) (図5a; 参考写真4参照) 又は野生型マウス(+/+)(図5b及びc; 参考写真4参照) から内包(ic)及び視床(thl m)領域を含む脳切片を作製し(図3b上部記載の脳の概略側面図における破線a部分の冠状脳切片)、MBPの発現(図5a及びb)、又はMBP及びDAP12の発現(図5c)を調べてみた。なお、MBPの発現は実施例2と同様の方法で、MBP及びDAP12の発現は実施例3と同様の方法により調べた。その結果を図5に示す(参考写真4参照)。なお、図中の矢頭は脳の内包を、*印はDAP12陽性領域をそれぞれ示し、スケールバーはそれぞれ100 μmを意味する。これらの結果から、3ヶ月齢(図5a)及び1.5ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウス(−/−)において、多くのMBP陽性オリゴデンドロサイトが脳の内包(図5a中の矢印)、フィンプリア及び視床などの幾つかの領域で確認できた。一方、成育した野生型マウス(+/+)の脳におけるオリゴデンドロサイト細胞は、非常に多くのMBP陽性樹状突起が発達しているため、低倍率ではMBP染色により同定することがほとんどできなかった(図5b)。しかし、野生型マウスにおけるDAP12の染色強度は内包領域において最も顕著であった(図5c中の矢頭)。かかる領域は、DAP12ノックアウトマウスではオリゴデンドロサイト細胞群が位置していた(図5a)。これに対して、野生型マウス(図5c中の*印)においてDAP12が強く発現する領域は、DAP12ノックアウトマウス(図5a*印)ではMBPの発現が弱いことが確認できた。これらのことは、オリゴデンドロサイトによるミエリン鞘形成がDAP12の発現と密接に関係しているということを強く示唆している。DAP12ノックアウトマウスでは、野生型マウスにおいてミエリン鞘形成を進行させるオリゴデンドロサイトが、活性化されていなかった。以上のことから、CNSにおけるDAP12は、後発育期段階及び維持期段階におけるミエリン鞘形成の活性化において重要な役割を果たしていると考えられる。

【0032】

実施例 5 (DAP12ノックアウトマウスにおける感覚運動のゲーティングの欠損)

視床は脳の中で最も重要な領域の1つで、全ての感覚器官からの刺激を取り込み、神経伝達の調節により次の反応を決定している。それゆえ、DAP12ノックアウトマウスの視床における特異的なミエリン形成不全は、行動上の欠陥を引き起こすが、本実験で用いたDAP12ノックアウトマウスの行動は正常であった。興味深いことに、以前の文献（Rinsho Shinkeigaku 32, 444-446, 1992）で、NHD患者のMRIにより、視床及び被殻において信号の強度が減少することが報告されている。そこで、5ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウスにおける聴覚性驚愕反応及びプレパルス抑制を調べてみた。なお、聴覚性驚愕反応（左図）及びプレパルス抑制（右図）の概略図を図6 aに示す。マウスの聴覚性驚愕反応はSR-LABシステム（San Diego Instruments社製）によって測定し、チャンバー内のバックグラウンドのノイズレベルは65 dBで行った。最初の反射刺激を与える10分前に野生型マウス（+/+）又はDAP12ノックアウトマウス（+/+）をシリンドーに入れ、バックグラウンドのノイズで順応させた。驚愕反応の振幅を驚愕刺激開始から100 msec間だけ記録し、驚愕反応の最大振幅を計測した。聴覚性驚愕反応の測定における実験では、8種類の異なる驚愕刺激（70、75、80、85、90、100、110、又は120 dB；20 msec間の刺激）を与え、同じ順序で各刺激を5回繰り返した。なお、実験は平均40秒の間隔をおいて行なった。その結果を図6 bに示す。なお、図6 b中の測定値は平均±s. e. m.（n=10、「*」はP<0.05を意味する）で表した。図6 bに示すように、DAP12ノックアウトマウスは野生型マウスに比べ、全体的に有意に低レベルの驚愕反応を示した[F(1, 18)=5.790, P<0.05]。また、この差は主として100及び110 dBにおける驚愕反応の低下によりもたらされることが分かった。このことから、5ヶ月齢のDAP12ノックアウトマウスが聴覚性刺激に対して異常な反応を示すことがわかった。

【0033】

聴覚性プレパルス抑制の測定における実験では、各セッションは7種類の異なった刺激から構成されており、無刺激、驚愕刺激のトライアルのみ、又はプレパルスを驚愕刺激に先行させたが、どの刺激においてもマウスの反応はみられなか

った。2種類の驚愕としては、100又は120 dBで20 msec間驚愕刺激した。なお、驚愕刺激の開始前に、4種類の異なる聴覚性プレパルスと聴覚性驚愕刺激との組み合わせを100 msecで行った。各20 msecのプレパルス刺激（70又は80 dB）は、両方の聴覚性驚愕刺激の前に与えた。7種類の異なる刺激は9回ランダムに与え、トライアルは平均40秒の間隔をおいて行なった。驚愕反応のプレパルス抑制の割合を下の式で求めた。この結果を図6 cに示す。なお、結果はTwo-way ANOVAを用いて繰り返し測定してデータを分析し、Two-way ANOVAの繰り返し測定で決定させ、グループ間の違いをStudent's t-testにより求め、平均 \pm s. e. m. ($n=10$ 、「*」は $P<0.05$ を意味する)で表した。その結果、DAP12ノックアウトマウスは有意に低い抑制レベルの聴覚性プレパルス抑制を示しており [$F(1, 18) = 5.061$, $P<0.05$]、この効果は100 dBの驚愕刺激において特に観察された。

【0034】

【数1】

1-聴覚性プレパルスにおける驚愕反応及び驚愕刺激トライアル $\times 100$
驚愕反応のみのトライアル

【0035】

聴覚性驚愕反射作用は単純な神経回路として知られており、視床からのインプットを受け取り、広い範囲の皮質、中脳、又は後脳の中枢から発生するものである。弱いプレパルスによって驚愕反応を修飾させた驚愕反応のプレパルス抑制は感覚運動ゲーティングの評価系であり、この評価は、生物が視床を経た情報の流れを選別し、その後の行動の閾値を決めているCNSでの中枢抑制過程の理論上の回路 (J. Neurosci. 12, 4501-4509, 1992, Brain Res. 499, 7-17, 1989, Brain Res. Bull. 43, 219-228, 1997) と一致している (図4 d)。感覚運動ゲーティングの欠陥は、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞蹈病、トゥーレット症候群等のヒト神経精神障害の数例でみられる感覚過敏、認知分断及び注意欠陥を引き起こす。従って、DAP12ノックアウトマウスは、視床に特異的なミエリン形成不全によって、驚愕反応の低下及び感

覚運動ゲーティング障害を引き起こすと考えられる。また、DAP12ノックアウトマウスが、年老いたとき、その行動や学習能力がより深刻な異常に発展するという可能性も考えられるが、5ヶ月齢でヒトの精神分裂病に似た精神異常症状を示すことが明らかとなった。

【0036】

【発明の効果】

本発明のミエリン形成発達障害モデル非ヒト動物は、中枢神経系のミエリン形成に発達障害をきたすモデルや、ミエリン形成過程を研究するモデルや、ミエリン形成異常により生ずる痴呆症等の精神神経障害の発症過程を研究するモデル等に有用であり、またかかる実験モデル動物を用いると、那須-ハコラ病、痴呆、精神分裂病、精神分裂病人格障害、強迫症状群、ハンチントン舞踏病、トゥーレット症候群等の精神神経障害に至るメカニズムを解析し、精神神経障害の進行の予防方法や精神神経障害の治療方法を開発することができる。

【0037】

【配列表】

SEQUENCE LISTING

<110> JAPAN SCIENCE AND TECHNOLOGY CORPORATION

<120> Model non-human animals with development disorder of
oligodendroglia

<130> A031P75

<140>

<141>

<160> 4

<170> PatentIn Ver. 2.1

<210> 1

<211> 19

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:P1

<400> 1

atgggggctc tggagccct

19

<210> 2

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:P2

<400> 2

tcatctgtaa tattgcctct

20

<210> 3

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:P3

<400> 3

atggaccccc caggcta

17

<210> 4

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:P4

<400> 4

tcagcctctg ccaggca

17

【図面の簡単な説明】

【図 1】

本発明の D A P 1 2 ノックアウトマウスと野生型マウスの遺伝子地図と、各マウスにおける P C R 法及びサザンブロット法の結果を示す図である。

【図 2】

本発明の D A P 1 2 ノックアウトマウスと野生型マウスにおける神経細胞、ニューロフィラメント及びアストロサイトの状態を示す図である。

【図 3】

本発明の D A P 1 2 ノックアウトマウスと野生型マウスにおけるミエリン塩基性タンパク質の減少及び C N S ミエリン形成不全についての結果を示す図である。

【図 4】

本発明の D A P 1 2 ノックアウトマウスと野生型マウスにおけるインビトロ及びインビボにおけるオリゴデンドロサイトでの D A P 1 2 タンパク質の発現についての結果を示す図である。

【図 5】

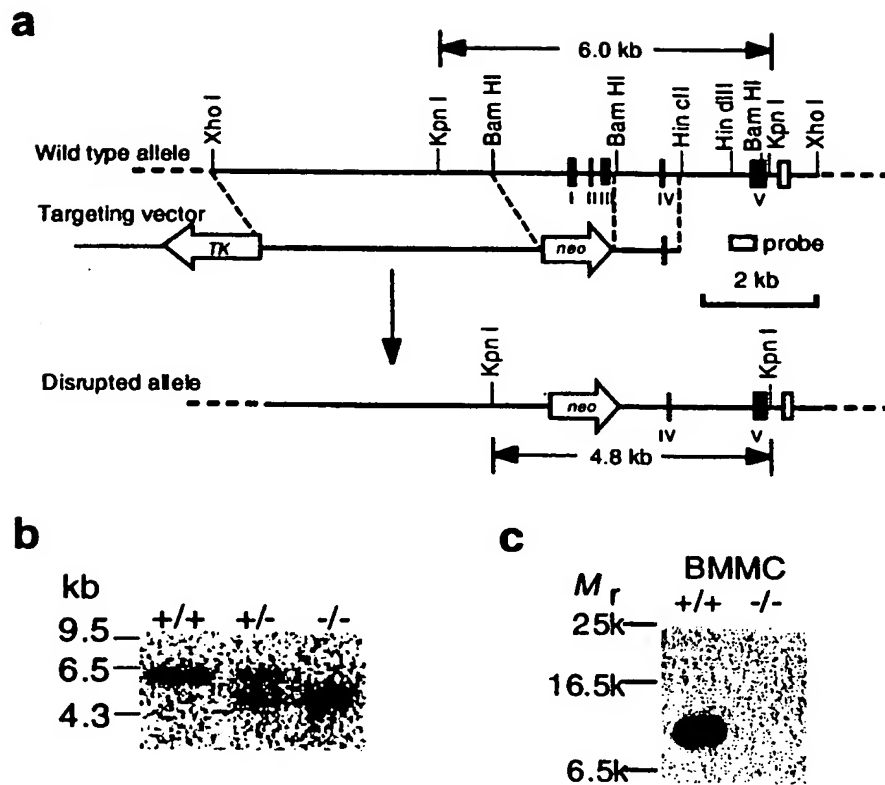
本発明の D A P 1 2 ノックアウトマウス及び野生型マウスにおける D A P 1 2 発現とミエリン形成についての結果を示す図である。

【図 6】

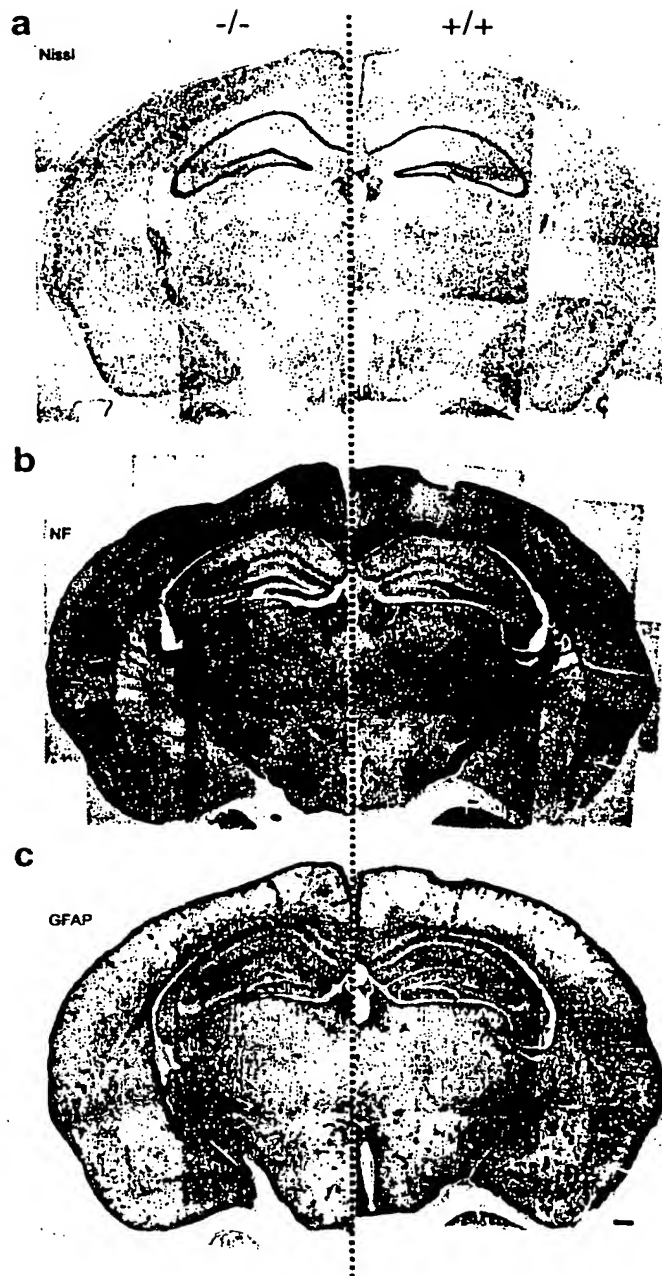
本発明の D A P 1 2 ノックアウトマウス及び野生型マウスにおける感覚運動のゲーティングについての結果を示す図である。

【書類名】 図面

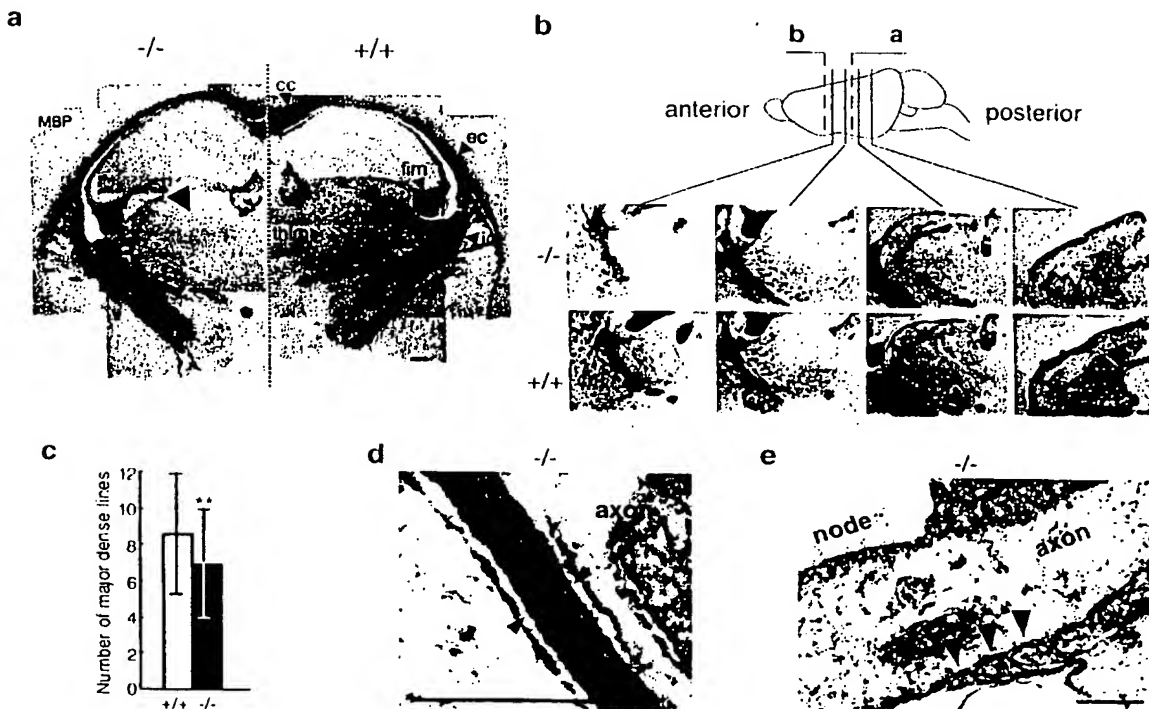
【図 1】



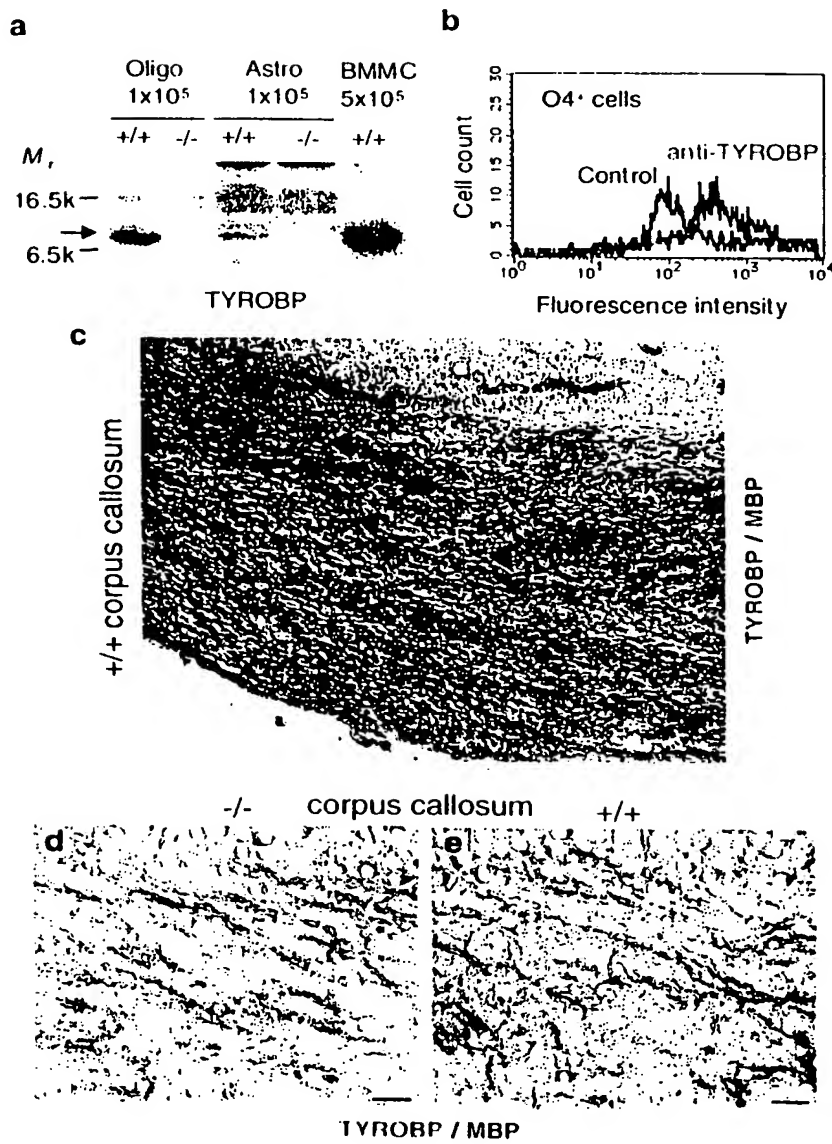
【図 2】



【図 3】



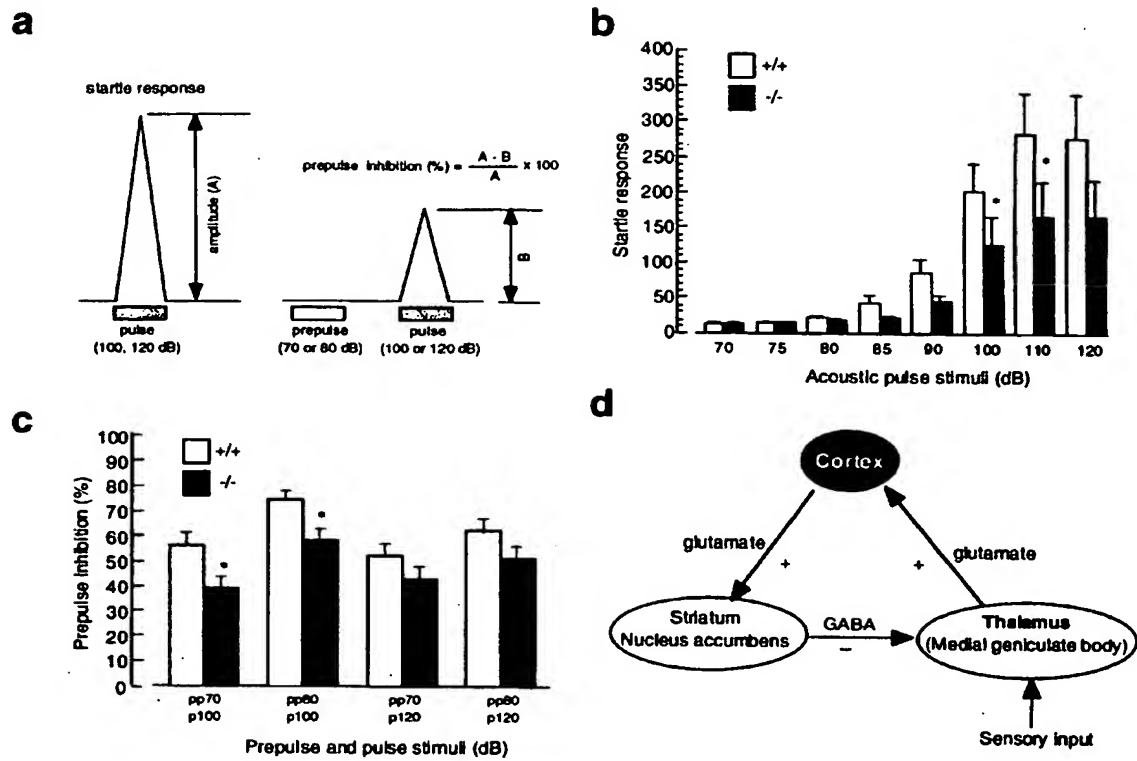
【図 4】



【図 5】



【図 6】



【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 那須－ハコラ病等の精神神経障害に至るメカニズムを解析し、精神神経障害の進行の予防方法や精神神経障害の治療薬、そのスクリーニング方法、治療方法を提供する。

【解決手段】 D A P 1 2 遺伝子機能を染色体上で欠損させることによりオリゴデンドロサイト発達障害モデル非ヒト動物を作製した。D A P 1 2 ノックアウトマウスは、脳、特に前頭及び視床において、ミエリン低形成、すなわちミエリン形成不全症を含む髄鞘形成障害を起こし、さらに加齢に伴い、那須－ハコラ病等の精神神経障害を示す。

これらの障害を起こすD A P 1 2 ノックアウトマウスを利用した治療薬のスクリーニング方法及び診断方法、治療方法を開発した。

【書類名】 出願人名義変更届（一般承継）
【提出日】 平成15年10月31日
【あて先】 特許庁長官 殿
【事件の表示】
【出願番号】 特願2001-146338
【承継人】
【識別番号】 503360115
【住所又は居所】 埼玉県川口市本町四丁目1番8号
【氏名又は名称】 独立行政法人科学技術振興機構
【代表者】 沖村 憲樹
【連絡先】 〒102-8666 東京都千代田区四番町5-3 独立行政法人科学技術振興機構 知的財産戦略室 佐々木吉正 TEL 03-5214-8486 FAX 03-5214-8417
【提出物件の目録】
【物件名】 権利の承継を証明する書面 1
【援用の表示】 平成15年10月31日付提出の特第許3469156号にかかる一般承継による移転登録申請書に添付のものを援用する。
【物件名】 登記簿謄本 1
【援用の表示】 平成15年10月31日付提出の特第許3469156号にかかる一般承継による移転登録申請書に添付のものを援用する。

特願 2 0 0 1 - 1 4 6 3 3 8

出 願 人 履 歴 情 報

識別番号 [3 9 6 0 2 0 8 0 0]

1. 変更年月日	1 9 9 8 年 2 月 2 4 日
[変更理由]	名称変更
住 所	埼玉県川口市本町 4 丁目 1 番 8 号
氏 名	科学技術振興事業団

特願 2 0 0 1 - 1 4 6 3 3 8

出 願 人 履 歴 情 報

識別番号

[5 0 3 3 6 0 1 1 5]

1. 変更年月日

2 0 0 3 年 1 0 月 1 日

[変更理由]

新規登録

住 所

埼玉県川口市本町 4 丁目 1 番 8 号

氏 名

独立行政法人 科学技術振興機構